



(51) 国際特許分類6 C12N 15/10 // C12Q 1/68		A1	(11) 国際公開番号 WO98/20122
			(43) 国際公開日 1998年5月14日(14.05.98)
<p>(21) 国際出願番号 PCT/JP97/03992</p> <p>(22) 国際出願日 1997年10月31日(31.10.97)</p> <p>(30) 優先権データ 特願平8/291500 1996年11月1日(01.11.96) JP</p> <p>(71) 出願人 (米国を除くすべての指定国について) 理化学研究所( THE INSTITUTE OF PHYSICAL AND CHEMICAL RESEARCH)[JP/IP] 〒351-01 埼玉県和光市広沢2番1号 Saitama, (JP)</p> <p>(72) 発明者 ; および</p> <p>(75) 発明者 / 出願人 (米国についてのみ) 林崎良英(HAYASHIZAKI, Yoshihide)[JP/JP] 〒305 茨城県つくば市高野台三丁目1-1 理化学研究所 ライフサイエンス筑波研究センター内 Ibaraki, (JP)</p> <p>(74) 代理人 弁理士 塩澤寿夫, 外(SHIOZAWA, Hisao et al.) 〒103 東京都中央区八重洲1丁目8番12号 藤和八重洲一丁目ビル7階 Tokyo, (JP)</p>		<p>(81) 指定国 CA, US, 欧州特許 (AT, BE, CH, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE).</p> <p>添付公開書類 国際調査報告書</p>	

(54) Title: METHOD FOR FORMING FULL-LENGTH cDNA LIBRARY

(54) 発明の名称 完全長cDNAライブラリーの作成方法

(57) Abstract

A method for forming a cDNA library corresponding to the full-length mRNA which comprises the step of forming RNA-DNA complexes through reverse transcription of primers with the use of the mRNA as a template; the step of chemically binding a molecule serving as a tag to the diol structure located in the 5'Cap (<sup>7</sup>Me G<sub>ppp</sub> N) site of the mRNA constituting the RNA-DNA complexes; and the step of separating the RNA-DNA complex having the DNA corresponding to the full-length mRNA from among the RNA-DNA complexes having the tagging molecule bonded thereto by taking advantage of the function of the tagging molecule. In this method, a full-length cDNA library is formed by efficiently labeling the 5'Cap site via a protein/enzyme reaction. Thus, a decrease in the efficiency of synthesizing the full-length cDNA due to the cleavage of the mRNA can be avoided and, consequently, the full-length cDNA can be synthesized at an elevated efficiency.

(57) 要約

mRNAの完全長に対応するcDNAのライブラリーを作成する方法であって、mRNAを  
鉄型とし、プライマーより逆転写によりRNA-DNA複合体を形成する工程、  
RNA-DNA複合体を形成しているmRNAの5' Cap (<sup>7</sup>MeG <sub>PPP</sub> N)サイトに存在するジオ  
ール構造に、タグになる分子を化学結合させる工程、及びタグ分子を結合し  
たRNA-DNA複合体の内、mRNAの完全長に対応するDNAを有するRNA-DNA複合体を、  
タグ分子の機能を利用して分離する工程、を含む完全長cDNAライブラリーの作  
成方法を開示する。この方法は、蛋白酵素反応より効率良く5' Capサイトを標識  
する方法を利用する完全長cDNAライブラリーの作成方法であって、mRNAが切断さ  
れることによる完全長cDNAの合成効率の低下を回避できる、より高い効率で完全  
長cDNAを合成できる。

PCTに基づいて公開される国際出願のパンフレット第一頁に掲載されたPCT加盟国を同定するために使用されるコード(参考情報)

AL	アルバニア	FI	フィンランド	LT	リトアニア	N	セネガル
AM	アルメニア	FR	フランス	LU	ルクセンブルグ	NZ	スウェーデン
AT	オーストリア	GA	ガボン	LV	ラトヴィア	TD	チャード
AU	オーストラリア	GB	英國	MC	モナコ	TG	チヨゴー
AZ	アゼルバイジャン	GE	グルジア	MD	モルドヴァ	TJ	タジキスタン
BA	ボスニア・ヘルツェゴビナ	GH	ガーナ	MG	マダガスカル	TM	トルクメニスタン
BB	バルバドス	GM	ガンビア	MK	マケドニア旧ユーゴス	TR	トリニコト
BE	ベルギー	GN	ギニア	MN	ラヴィニア共和国	TT	トリニダッド・トバゴ
BF	ブルキナ・ファソ	GW	ギニア・ビサオ	ML	マリ	UA	ウクライナ
BG	ブルガリア	GR	ギリシャ	MN	モンゴル	UG	ウガンダ
BN	ベナン	HU	ハンガリー	MR	モーリタニア	US	米国
BR	ブラジル	IU	インドネシア	MW	マラウイ	UZ	ウズベキスタン
BS	ベラルーシ	DE	アイルランド	MX	メキシコ	VN	ヴィエトナム
CA	カナダ	IL	イスラエル	NE	ニジエール	YU	ユーゴースラヴィア
CF	中央アフリカ	IS	アイスランド	NL	オランダ	ZW	ジンバブエ
CG	コンゴ共和国	IT	イタリア	NO	ノルウェー		
CH	スイス	JP	日本	NZ	ニュージーランド		
CI	コートジボアール	KE	ケニア	P	ポーランド		
CM	カメルーン	KG	キルギス	PT	ポルトガル		
CN	中国	KR	北朝鮮	RO	ルーマニア		
CU	キューバ	KRZ	韓国	RU	ロシア		
CY	キプロス	KZ	カザフスタン	SD	スダーン		
CZ	チェコ	L	セントルシア	SE	スウェーデン		
DE	ドイツ	LC	セントルシア	SG	シンガポール		
DK	デンマーク	LK	リヒテンシュタイン	SI	シンガポール		
EE	エストニア	L	スリランカ	SK	スロ伐キア		
ES	スペイン	LS	スリベリア	SL	スロヴェニア		
		L	レソト				

## 明細書

## 完全長cDNAライブラリーの作成方法

## 技術分野

本発明は、完全長cDNAライブラリー作成法に関する。更に詳しくは、mRNAの化学修飾を利用した、完全長cDNA精製法による完全長cDNAライブラリー作成法に関する。

## 背景技術

cDNA合成法は医学生物学分野の研究で必須の技術であり、遺伝子転写物の解析法として不可欠である。全てのDNA 遺伝情報は転写物を介して生理活性を示すが、それを解析する強力な手段がcDNAクローニングである。従来法におけるcDNA合成においては、oligo dTをプライマーとしてポリA サイトから合成されたcDNAライブラリーの中で最終的にクローンが単離される。ところが、殆どの場合、転写単位の全長が合成されていない為に転写単位の全構造が解析できないのが実状である。この為、通常のcDNAライブラリーでは、プライマー伸長法による5' 上流領域の合成、またはランダム プライマーを用いたcDNA合成を用いて5' 上流領域をウォーキング(walking) することが全長構造解明に必須のステップとなる。

しかるに、上記従来のcDNA合成法には次の問題がある。

- (1) ランダム プライマーを用いると転写物のかなりの領域をカバーするcDNAができる。しかし、それらは短い断片であり、ポリ Aから5' Cap サイトまで含んだクローンは単離できないことが多い。
- (2) oligo dTをプライマーとして用いたcDNAは全て3' 端を含む。しかし、逆転写酵素が5' Cap サイトまで届かない場合は、5' 上流をプライマー伸長法及び5' RACE 等で再度単離解析せねばならない。
- (3) 既存の完全長cDNAを単離する方法は、前述の従来のいかなる方法もその効率が十分でない(100  $\mu$ g mRNAから200 万組換え体ファージ)。そこで、実用的にはもっと効率の高い手法の開発が望まれる。

完全長cDNA合成法の従来の技術として、次のような方法が挙げられる。5' Cap

サイトの標識法として、酵母またはHeLa細胞のCap 結合蛋白を用いる方法(I. Edery et al., 'An Efficient Strategy To Isolate Full-Length cDNAs Based on an mRNA Cap Retention Procedure (CAPture)', MCB, 15, 3363-3371, 1995)、また5' Cap のない不完全cDNAをアルカリリフォスファターゼによりリン酸を除去し、その後タバコモザイクウィルスの脱キャップ酵素を反応させ、完全長cDNAのみリノ酸が露出することを利用した方法(K. Maruyama et al., 'Oligo-capping: a simple method to replace the cap structure of eukaryotic mRNAs with oligoribonucleotides', Gene, 138, 171-174, 1995., S. Kato et al., 'Construction of a human full-length cDNA bank', Gene, 150, 243-250, 1995)、等々が挙げられる。

これらの従来法の完全長cDNA合成法の効率が十分でない理由として次の項目が挙げられる。

- ①5' Cap サイトの認識が、アデノウィルスCap 結合蛋白やタバコモザイクウィルスの脱キャップ酵素の様に蛋白酵素の反応に依存している為、完全長cDNA(RNA)の選択の段階で高い効率が期待できない。
- ②逆転写酵素がcDNAの第1鎖を合成する際、5' Cap サイトまで合成鎖が伸長しない。

③第1鎖が合成された後の第2鎖合成のプライマー配列の付加、第2鎖の合成効率、2重鎖cDNAのクローニング効率及びクローニングのための宿主ベクター系の問題。

以上の様に多段階にわたるcDNA合成ライブラリー作成においては、①～③の各ステップがそれぞれ問題となる。

そこで本発明者は、

第1に、完全長cDNAの単離を目的とする従来のキャップ結合蛋白やタバコモザイクウィルスの脱キャップ酵素等の蛋白酵素反応より効率良く5' Cap サイトの標識が可能な新たな方法を提供すること、

第2に、この新たな5' Cap サイトの標識方法を用いた完全長cDNAライブラリーの作成方法を提供することを目的として、新たな完全長cDNAライブラリーの作成方法を提供を見出し、先に特許出願した〔特願平8-60459号〕。

この方法は、上記キャップ結合蛋白やタバコモザイクウィルスの脱キャップ酵素等の蛋白酵素反応より効率良く5' Cap サイトの標識ができ、その結果、完全長cDNAライブラリーの作成をより容易にするものであった。

ところが、本発明者がこの方法についてさらに検討した結果、ジオール構造をジアルデヒド化する工程においてmRNAが切断されやすく、完全長cDNAの合成効率を悪くしていることが判明した。

そこで、本発明の目的は、蛋白酵素反応より効率良く5' Cap サイトを標識する方法を利用する完全長cDNAライブラリーの作成方法であって、mRNAが切断されることによる完全長cDNAの合成効率の低下を回避できる、より高い効率で完全長cDNAを合成できる方法を提供することにある。

#### 発明の開示

本発明は、mRNAの完全長に対応するcDNAのライブラリーを作成する方法であつて、

mRNAを錆型とし、プライマー（例えば、oligo dT等）より逆転写によりRNA-DNA複合体を形成する工程、

RNA-DNA複合体を形成しているmRNAの5' Cap (<sup>7</sup>MeG<sub>3</sub>'<sub>ppp</sub>N)サイトに存在するジオール構造に、タッグになる分子を化学結合させる工程、及び

タッグ分子を結合したRNA-DNA複合体の内、mRNAの完全長に対応するDNAを有する複合体を、タッグ分子の機能を利用して、分離する工程、

を含むことを特徴とする完全長cDNAライブラリーの作成方法に関する。

#### 図面の簡単な説明

図1は、両端（5' Cap サイト、3' サイト）にジオール構造を有するmRNAの構造を示す。

図2は、mRNAの5' Cap サイトのジオール構造の酸化及びビオチンヒドラジドの付加反応を示すスキーム。

図3は、完全長cDNA合成法の各ステップ（前半）を示すスキーム。

図4は、完全長cDNA合成法の各ステップ（後半）を示すスキーム。

図5は、実施例2で得られた電気泳動後のオートラジオグラフを示す写真。

### 発明を実施するための形態

本発明の方法では、5' Cap サイトの認識を高め、完全長cDNA(RNA) の選択の段階の効率を高めるために、5' Cap サイトに特異的構造であるジオール構造を利用して5' Cap サイトの標識を化学合成法により行う(図1参照)。

即ち、本発明の方法では、mRNAを錆型とし、oligo dTをプライマーとして逆転写によりRNA-DNA複合体を形成し、RNA-DNA複合体を形成しているmRNAの5' Cap (<sup>7</sup>MeG <sub>ppp</sub> N)サイトに存在するジオール構造に、タグになる分子を化学結合させる。このタグ分子は5' Cap サイトに化学的に結合しており、タグ分子で標識されたmRNAを有するRNA-DNA複合体から完全長cDNAライブラリーを作成する。

本発明の方法の特徴は、RNA-DNA複合体を形成した後にmRNAをタグ分子で標識することにある。RNA-DNAハイブリッド構造は、mRNAをタグ分子で標識するために必要なジオール構造のアルデヒド化の際に生じるmRNAの化学的切断を阻止でき、その結果、完全長cDNAの合成効率を高めることができる。

タグ分子のmRNAの5' Cap サイトへの結合は、図2に示すように、例えば、5' Cap サイトのジオール構造を酸化剤、例えば、過ヨウ素酸ナトリウム(NaIO<sub>4</sub>)等で酸化開環してジアルデヒドとし、次いでヒドラジン末端を有するタグ分子を前記ジアルデヒドと反応させることで行うことができる。また、本発明の方法においては、mRNAがRNA-DNAハイブリッド構造により保護されていることから、ジオール構造の酸化開環を比較的強い酸化条件としてもmRNAの化学的酸化を伴うことなく行うことができるという利点がある。

上記ヒドラジン末端を有するタグ分子としては、例えば、ヒドラジン末端を有するビオチン分子やアビジン分子を挙げることができる。また、タグ分子として抗原や抗体等の反応特異性を有する分子を用いることもできる。タグ分子として用いる特異標識物には特に制限はない。

第1のcDNA鎖の合成①から2本鎖完全長cDNAの合成⑦までの工程の一例(タグ分子:ビオチン)が図3~4に示されている。

#### ①第1のcDNA鎖の合成 (RNA-DNA複合体の合成)

- ②RNA-DNA複合体のmRNAのジオール基のビオチン化
- ③リボヌクレアーゼI(RNase I)消化
- ④完全長cDNA複合体の捕獲(アビジンビーズ使用)
- ⑤RNase H消化(アビジンビーズからの一本鎖cDNAの分離)
- ⑥ターミナルデオキシヌクレオチジルトランスフェラーゼによるG末端の

#### 付加

- ⑦オリゴCでプライマーした第2鎖(2本鎖完全長cDNA)の合成

本発明の方法では、mRNAを錆型とし、プライマーを始点として逆転写によりRNA-DNA複合体を形成する。プライマーとしては、例えば、oligo dT等を用いることができる。また、oligo dT等のプライマーを用いた逆転写法によるRNA-DNA複合体の形成は、常法により行うことができる。

つぎに、RNA-DNA複合体にタグ分子を結合して標識し、標識されたRNA-DNA複合体の内、mRNAの完全長に対応するDNAを有する複合体を、タグ分子の機能を利用して、分離する。

具体的には、1本鎖RNAを切断するRNA分解酵素でRNA-DNA複合体を消化して、mRNAの完全長に対応しないDNAを有する複合体の1本鎖RNA部を切断してこの複合体からタグ分子を切除し、次いで、タグ分子を有するmRNAの完全長に対応するDNAを有する複合体(5' Capまで伸長した完全長cDNA)をタグ分子の結合性を利用して分離する。

例えば、タグ分子がビオチン分子である場合、RNA-DNA複合体がタグ分子として有するビオチン分子を、固相担体上に担持したアビジンと結合させて、mRNAの完全長に対応するDNAを有する複合体を分離することができる。また、タグ分子がアビジン分子である場合、RNA-DNA複合体がタグ分子として有するアビジン分子を、固相担体上に担持したビオチンと結合させてmRNAの完全長に対応するDNAを有する複合体を分離することもできる。

即ち、本発明の1つの態様は、mRNAの完全長に対応するcDNAのライブラリーを作成する方法であって、

mRNAを錆型とし、oligo dT等のプライマーより逆転写によりRNA-DNA複合体を形成する工程、

RNA-DNA 複合体を形成しているmRNAの5' Cap (<sup>7</sup>MeG <sub>ppp</sub> N) サイトに存在するジオール構造に、ビオチン分子を結合させる工程、

ビオチン分子を結合したRNA-DNA 複合体を、1本鎖RNA を切断するRNA 分解酵素で消化して、mRNAの完全長に対応しないDNA を有する複合体の1本鎖RNA 部を切断することによりこの複合体からビオチン分子を切除する工程、及び

ビオチン分子が結合したmRNAの完全長に対応するDNA を有する複合体を、固相担体上に担持したアビジンと結合させて分離する工程、

を含むことを特徴とする完全長cDNAライブラリーの作成方法である。

また、本発明の別の態様は、mRNAの完全長に対応するcDNAのライブラリーを作成する方法であって、

mRNAを録型とし、oligo dT等のプライマーより逆転写によりRNA-DNA 複合体を形成する工程、

RNA-DNA 複合体を形成しているmRNAの5' Cap (<sup>7</sup>MeG <sub>ppp</sub> N) サイトに存在するジオール構造に、アビジン分子を結合させる工程、

アビジン分子を結合したRNA-DNA 複合体を、1本鎖RNA を切断するRNA 分解酵素で消化して、mRNAの完全長に対応しないDNA を有する複合体の1本鎖RNA 部を切断することによりこの複合体からアビジン分子を切除する工程、及び

アビジン分子が結合したmRNAの完全長に対応するDNA を有する複合体を、固相担体上に担持したビオチンと結合させて分離する工程、

を含むことを特徴とする完全長cDNAライブラリーの作成方法である。

前記1本鎖RNA を切断するRNA 分解酵素としては、例えば、リボヌクレアーゼIを挙げることができる。尚、RNA-DNA 複合体からmRNAの完全長に対応するDNA を有する複合体を選別する方法として、1本鎖RNA を切断するRNA 分解酵素を用いる方法以外の方法を利用することもできる。複合体を選別する方法にも特に制限はない。

さらに本発明の方法では、分離されたmRNAの完全長に対応するDNA を有する複合体から、cDNAを回収する。cDNAの回収は、例えば、分離されたmRNAの完全長に対応するDNA を有する複合体に、タバコモザイクウィルスアルカリホスファターゼを反応させることにより行うことができる。また、cDNAの回収は、分離された

mRNAの完全長に対応するDNA を有する複合体に、DNA-RNA ハイブリッドを切断するRNase を作用させることにより行うこともできる。DNA-RNA ハイブリッドを切断するRNase としては、例えば、RNase H を挙げることができる。

回収された第1のcDNA鎖を錆型として、第2のcDNA鎖を合成し、得られた第2のcDNA鎖をクローニングすることにより、完全長cDNAライブラリーを得ることができる。第2のcDNA鎖の合成は、例えば、第1のcDNA鎖の3' 端にRNA またはDNA のオリゴマーをライゲーションして得られたcDNA鎖を錆型とし、かつライゲーションしたオリゴマーの相補鎖オリゴマーをプライマーとして行なうことができる。あるいは、第1のcDNA鎖の3' 端にターミナルヌクレオチドトランスフェラーゼを用いてポリG 、ポリC 、ポリA 、又はポリT を付加したcDNA鎖を錆型とし、各々に相補的なオリゴC 、オリゴG 、オリゴT 、又はオリゴA をプライマーとして、第2のcDNA鎖の合成を行うこともできる。

即ち、単離された完全長第1鎖cDNAより第2鎖を合成する為に、ターミナルデオキシヌクレオチジルトランスフェラーゼによるホモポリマー法(homopolymer法) やRNA リガーゼによる1本鎖プライマーを、第1鎖cDNA3' 端または5' Cap を除去されたmRNAの5' 鎖に付加しポリメラーゼで伸長方法等を用いることができ、第2鎖を合成する方法も特に制限はない。

本発明によれば、mRNAの5' Cap サイトを化学的に修飾を加えることにより、効率良く完全長cDNAを選択できる。この利点は、修飾が5' Cap サイトを認識する為の修飾が酵素反応に全く依存せず、mRNAの5' Cap サイト構造に特徴的なdiol残基を利用した化学反応に依存する為、バックグラウンドが低くなおかつ非常に高い効率を得るものである。

さらに本発明の方法によれば、mRNAの5' Cap サイトの化学的修飾をRNA-DNA 複合体を形成した後に行なうことで、化学的に不安定なmRNAの5' Cap サイトの化学的修飾の際の分解を防止して、完全長cDNAの合成功率の低下を回避でき、より高い効率で完全長cDNAを合成できる。

また、本発明の方法では、完全長cDNAの回収を特異的選択性の高いRNase ONE処理ビオチン-アビジン反応等を利用した固相化系で行なうことができるため、量産的ロボティックスによるライブラリー生産をも可能にする。

### 実施例

以下、本発明を実施例によりさらに説明する。

#### 実施例 1

本実施例は図3～4にアウトラインを示す工程からなる。本法は次の7つの工程よりなる。

- ①第1のcDNA鎖の合成 (RNA-DNA複合体の合成)
- ②RNA-DNA複合体のmRNAのジオール基のビオチン化
- ③リボヌクレアーゼI (RNase I) 消化
- ④完全長cDNA複合体の捕獲 (アビジンビーズ使用)
- ⑤RNase H 消化 (アビジンビーズからの分離)
- ⑥ターミナル デオキシヌクレオチジル 転写酵素によるG末端の付加
- ⑦オリゴCでプライマした第2鎖合成

#### RNA 調製

脳0.5～1gの組織片を10mlの懸濁液でホモジエナライズし、pH4.0の2M酢酸ナトリウム1mlと、同量のフェノール/クロロホルム(体積比5:1)混液を加え抽出した。抽出後水層に同量のイソプロパノールを加えると、RNAが水相から分離沈殿した。この試料を氷の上で1時間インキュベーションした後、15分間4000rpmで冷却遠心機にかけ、沈殿物を回収した。この検体を70%エタノールで洗い、8mlの水に溶解後2mlの5MNaCl、1%CTAB(cetyltrimethylammonium bromide)、4M尿素、50mMTrisを含むpH7.0の水溶液16mlを加えることでRNAを沈殿させ、ポリサッカライドを除いた(CTAB沈殿)。続いて室温で4000rpm、15分間遠心機にかけ、RNAを4mlの7Mグアニジン-Clに溶解した。そして2倍量のエタノールを加えた後、氷上で1時間インキュベーションし、15分間4000rpm遠心機にかけ、生じた沈殿物を70%エタノールで洗いRNAを回収した、これを再度水に溶解し、RNAの純度をOD比260/280(>1.8)と230/260(<0.45)を読むことによって計測した。

#### 第1鎖cDNAの調製 (図2ステップ①)

15μgのmRNAを使ってSuperscript II (Gibco BRL) 3000unitにより、最終容量165μlの反応液中で、5-メチル-dCTP、dATP、dTTP、dGTP各々0.54mM、50mM

Tris-HCl (pH8.3)、75mM KCl、3mM MgCl<sub>2</sub>、10mM DTT、52ng/  $\mu$ l BSA、RNase インヒビター 5 unit の条件下で逆転写反応を行った。Xho I の認識配列を含むオリゴヌクレオチド3'

NMTTTTTTTTTTGAGCTCTGAATCAAGAGAGAGAGAGAGAGAG5'

(N: どの核酸塩基でも可、M: G、A、C のいづれか) 12.6  $\mu$ l をプライマーとして用いた。この反応を始める際、反応液の1/4 を採取し、それに1.5  $\mu$ l の [ $\alpha$ -32P] -dGTP (3000Ci/mmol、10  $\mu$ Ci/  $\mu$ l、Amersham) を加えることにより、第1鎖cDNAの合成効率を測定した。RI標識した反応液の0.5  $\mu$ l を DE-81 ペーパー上にスポットし、0.5Mリン酸ナトリウム緩衝液 (pH7.0) で3回洗った前後のRI活性を測定し、計算した。その後、RI標識した反応液と非標識の反応液を混合し、0.5M EDTA 8  $\mu$ l、10% SDS 2  $\mu$ l、プロテイナーゼ (Proteinase) K 20  $\mu$ g を加え、45°Cで15分間加熱した。フェノール／クロロホルムによる抽出、エタノール沈澱後、沈澱をRNase フリーに処理してある水 (以下RNase フリー水とする) 47  $\mu$ l に溶解した。

#### RNA ジオールのビオチン化 (図2ステップ②)

RNA のジオール部位 (Cap 構造のある5' 末端と、ポリA鎖のある3' 末端のリボースの双方に存在) にビオチンを結合させるために、2段階の反応を行った。それらは、ジオール基の酸化とそれに続くビオチンヒドラジトと酸化RNA 体のカップリング反応である。

まず、逆転写反応で得られたRNA-第1鎖cDNA複合体 15  $\mu$ g を、6.6mM 酢酸ナトリウム緩衝液 (pH4.5) と、酸化剤として過ヨウ素酸ナトリウムを用いて50  $\mu$ l の反応液中で処理する。この酸化反応は遮光条件の元、氷上で45分間行う。続いて、5M 塩化ナトリウム 11  $\mu$ l、10% SDS 0.5  $\mu$ l、そして同量のイソプロパノールを加え、60分間氷上に放置した後、4 °Cで15分間15000rpm遠心し沈澱させる。沈澱物は70%エタノールで洗い、RNase フリー水 50  $\mu$ l に再溶解させる。その試料に1M 酢酸ナトリウム (pH6.1) 5  $\mu$ l、10% SDS 5  $\mu$ l、10mM ビオチンヒドラジド (Sigma 社) 150  $\mu$ l を加え、室温 (22-26 °C) で終夜反応させる。最後に、5M NaCl 5  $\mu$ l、1M 酢酸ナトリウム (pH6.1) 75  $\mu$ l、および2.5倍量のエタノールを加え、1 時間の氷上冷却後、4 °Cにおいて15分間遠心し、ビオチン化した

WO 98/20122

RNA-DNA複合体を再沈澱させる。沈澱物は70%エタノールで1回、更に80%エタノールで1回洗い、RNaseフリー水70  $\mu$ lに溶解する。

#### RNase Iによる完全長cDNAの選択 (図2ステップ③)

1本鎖RNAを消化するRNase Iで処理することにより、逆転写反応時に完全なcDNAの伸長が得られなかったmRNA、およびmRNAの3'末端に標識されたビオチン残基を取り除いた。具体的には、ビオチン化反応で得られた試料70  $\mu$ lに10×RNase Iバッファー (100mM Tris-HCl (pH7.5)、50mM EDTA、2M NaOAc) 10  $\mu$ l、RNase I (RNase One <sup>TM</sup>:Promega社) 200unitを加えて、37°Cで15分間1本鎖RNAを消化した。

#### 完全長cDNAの採取 (図2ステップ④⑤)

アビジンコートしたマグネティックビーズにcDNAが非特異的吸着するのを防止するため、100  $\mu$ gの酵母tRNA (DNase I処理したもの)を5mg (500  $\mu$ l)のマグネティックビーズ (magnetic porous glass (MPG) particles coated with streptavidin (CPG, NJ))に加え、1時間氷上に放置した後、50mM EDTA、2M NaClの溶液にて洗った。このビーズを50mM EDTA、2M NaClの溶液500  $\mu$ l中に懸濁し、RNase I処理を施されたcDNAを加えた。室温にて30分間攪拌することで、マグネティックビーズと完全長cDNAを結合させた。完全長cDNAを捕獲したビーズを50mM EDTA、2M NaClの溶液で4回、0.4% SDS、50  $\mu$ g/ $\mu$ l酵母tRNAで1回、10mM NaCl、0.2mM EDTA、10mM Tris-HCl (pH7.5)、20% グリセロールで1回、50  $\mu$ g/ $\mu$ l酵母tRNA水溶液で1回、RNase Hバッファー (20mM Tris-HCl(pH7.5)、10mM MgCl<sub>2</sub>、20mM KCl、0.1mM EDTA、0.1mM DTT)で1回洗浄した後、RNase Hバッファー 100  $\mu$ lに懸濁し、RNase H 3 unitを加え、37°C下30分間加温した。その後、10% SDS 1  $\mu$ l、0.5M EDTA 2  $\mu$ lを加えて、10分間、65°Cに曝し、その上清を回収した。このようにして回収された1本鎖完全長cDNAはフェノール/クロロホルムで抽出され、スピードバッグにて液量を100  $\mu$ l以下に減じてからG25/G100 Sephadexクロマトグラフィーに付した。RI活性を持った分画はシリコン処理したマイクロチューブに収集するとともに、グリコーゲン2  $\mu$ gを加え、エタノール沈澱にて得られた沈澱物を30  $\mu$ lの超純水に溶解した。

#### 1本鎖cDNAへのオリゴdG付加 (図2ステップ⑥)

上記により回収された1本鎖cDNA30  $\mu$ l は、最終容量50  $\mu$ l の反応液中で、200 mM カコジル酸ナトリウム (pH6.9) 、1mM MgCl<sub>2</sub> 、1mM CoCl<sub>2</sub> 、1mM 2-メルカプトエタノール、100  $\mu$ M dGTPの条件のもと、ターミナルデオキシヌクレオチジルトランスフェラーゼ (TaKaRa社) 32 unit を用いて37°Cで30分間のオリゴdG付加反応に付された。反応終了時にEDTAを50mMとなるように加え、一連のフェノール／クロロホルムによる抽出、エタノール沈澱を経て、31  $\mu$ l の超純水に溶解した。

#### 第2鎖cDNA合成 (図2 ステップ⑦)

第1鎖cDNAを鋳型にした第2鎖cDNAの合成は以下のように行った。最終容量60  $\mu$ l の反応系で、第2鎖低バッファー (200mM Tris-HCl (pH8.75) 、100mM KC1 、100mM (NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>、20mM MgSO<sub>4</sub>、1% Triton X-100 、1mg/  $\mu$ l BSA) 3  $\mu$ l 、第2鎖高バッファー (200mM Tris-HCl (pH9.2) 、600mM KC1 、20mM MgCl<sub>2</sub>) 3  $\mu$ l 、dCTP、dATP、dTTP、dGTP各々0.25mM、 $\beta$ -NADH 6  $\mu$ l 、オリゴdG付加された第1鎖cDNA31  $\mu$ l 、第2鎖プライマー--アダプター：

5' GAGAGAGAGAGAGAGAGAGAGCTCACTAGTCCCCCCCCCCCC3' (Sac I およびSpe I の認識配列を含む) 600ng を加え、Ex Taq DNAポリメラーゼ (TaKaRa Ex Taq : TaKaRa社) 15 unit、耐熱性DNA リガーゼ (Ampligase: Epicentre) 150 unit、耐熱性RNase H (Hybridase : Epicentre) 3 unit によって第2鎖cDNAを合成した。0.5M EDTA を1  $\mu$ l 加えることで反応を停止させ、更に蛋白成分を溶解するため、10% SDS 1  $\mu$ l 、プロテイナーゼ(Proteinase) K 10  $\mu$ g の存在下に45°Cで15分間加熱し、最終的にフェノール／クロロホルムによる抽出、エタノール沈澱にて精製した2本鎖完全長cDNAを得た。

以上 の方法により得られた二本鎖完全長cDNAから、 $\lambda$  ZPAII (STRATAGENE) を用いてライブラリーを得た。クローニングの為のpackaging lysateは GIGAPAK Glod (STRATAGENE) を用いて常法により行った。その結果、15  $\mu$ g のmRNAより $2.5 \times 10^7$  ケの組み換え体ファージを得た。ランダムにピックアップ後、常法により、in vivo excision によりプラスミドクローンに変換し、ライブラリーの挿入cDNAの長さをアガロースゲル電気泳動で測定し、集計した。その結果を表1に示す。

表1の結果及び下記の表2の結果 (特願平8-60459号の方法 (前法) により得たライブラリーの評価結果、後述の比較例1) とを比較すると、本発明の

方法により得られたcDNAの平均鎖長が前法と比較して有意に増加しているばかりでなく、フラグメントサイズが5000を超える長鎖のクローン数が2倍以上に増加している。このことは、本発明の方法が、長鎖かつ完全長のcDNAを得るという観点から、前法より遙に優れていることを示すものである。

表1 挿入平均長：1810 b p

フラグメントサイズ	クローン数	パーセント
挿入なし	70	
0～500	8	0.8
～1000	289	29.7
～1500	232	23.8
～2000	152	15.6
～2500	110	11.3
～3000	41	4.2
～3500	37	3.8
～4000	34	3.5
～4500	14	1.4
～5000	18	1.8
～5500	13	1.3
～6000	6	0.6
～6500	8	0.8
～7000	6	0.6
>7000	6	0.6
合 計	1044	100.0

表2 挿入平均長：1602 b p

フラグメントサイズ	クローン数	パーセント
挿入なし	93	
0~500	7	0.8
~1000	295	33.0
~1500	240	26.8
~2000	141	15.8
~2500	81	9.1
~3000	45	5.0
~3500	23	2.6
~4000	25	2.8
~4500	11	1.2
~5000	14	1.6
~5500	5	0.6
~6000	2	0.2
~6500	1	0.1
~7000	2	0.2
>7000	2	0.2
合計	987	100.0

## 比較例 1

実施例1と同様にして得たmRNAを用い、特願平8-60459号の方法（前法）により得た二本鎖完全長cDNAのライブラリーについて、実施例1と同様の方法で挿入cDNAの長さをアガロースゲル電気泳動で測定し、集計した。その結果を上記表2に示す。尚、二本鎖完全長cDNAは以下の方法により調製した。

mRNA-cDNA複合体の合成

10 μg のmRNAを使ってSuperscript II (Gibco BRL)の2000unitにより、0.5mM 5-methyl-dCTP、1mM dATP、1mM dTTP、1mM dGTPの存在化で、100 μl バッファー（50mM Tris-HCl、75mM KCl、3mM MgCl<sub>2</sub>、10mM DTT）の中で逆転写反応を行なった。プライマーとして、5 μg のオリゴヌクレオチド

3' NMTTTTTTTTTGAGCTCTGAATCAAGAGAGAGAGAGAGAGAGAG5' (N:どの核酸塩基でも可、M:G かA かC) を用いた。反応は42°C、45分間行い、続いて反応液を50°Cで20分インキュベーションしてmRNA-cDNA複合体を合成した。

上記反応後、即座にサンプルを氷上に移した。次いで4 μl の0.5M EDTA、8 μl の5M NaCl 及び163 μl のH<sub>2</sub>O(最終容量が200 μl になるように)をサンプルに添加した。攪拌及び軽く遠心した後、混合物を1.5ml のエッペンドルフ管に

移し、100  $\mu$ l のフェノール／トリス及び100  $\mu$ l のクロロホルムを添加した。攪拌し、2分間氷上で冷却した後、15,000rpm で3分間遠心分離した。水相を除去した後、新たなエッペンドルフ管に移した。次いで、100  $\mu$ l のクロロホルムを添加し、攪拌し、2分間氷上で冷却した後、15,000rpm で3分間遠心分離した。水相を除去した後、新たなエッペンドルフ管に移した。500  $\mu$ l の100%エタノールを添加し、攪拌し、少なくとも10分間氷上で冷却した。次いで少なくとも10分間16000rpmで遠心分離した。ついで、70% 及び80% エタノールで2回洗浄した。殆どの放射性ヌクレオチドが除去されたことを、上澄液のガイガーカウンターによる測定で確認した。得られたペレットを47  $\mu$ l の水に懸濁した。

この反応を始める際、20  $\mu$ l の反応液を採取し、それに1  $\mu$ l の[ $\alpha$ - $^{32}$ P]-dGTP(3000Ci/mmol、10  $\mu$ Ci/ $\mu$ l、Amersham) を加えることにより、第1のcDNA鎖の合成効率を測定した。RI標識した20  $\mu$ l の反応液中0.5  $\mu$ l をDE-81ペーパー上にスポットし、pH7.0 の0.5M-リン酸ナトリウムで3回洗った前後のRI活性を測定し計算した。

#### RNA のジオール部位へのビオチンの結合

mRNA-cDNA複合体のmRNAのジオール部位（1方はCAP、他方はRNAの3'端）にビオチンを結合させる為に、2段階の反応を行った。即ち、ジオール基の酸化とそれに続くビオチンヒドラジド(Sigma社)と酸化RNA体のカップリング反応である。

上記工程で得られた47  $\mu$ l の水に懸濁したmRNA-cDNA複合体(1.5ml のエッペンドルフ管中)に、pH4.5 の66mM酢酸ナトリウム緩衝液3.3  $\mu$ l と酸化剤としての0.2M過ヨウ素酸ナトリウム1.290  $\mu$ l を添加し、攪拌後、遮光条件の下、氷の上で45分間酸化反応を行った。

続いて、11  $\mu$ l の5M塩化ナトリウム、0.5  $\mu$ l の10%SDS、6  $\mu$ l のイソプロパノールを加え、氷上で30分間インキュベーションした後、10~20分間遠心分離した。この間に10mMビオチンヒドラジン(long-arm)水溶液(3.7mg/1ml)を調製した。

遠心分離で生成した沈殿物を80%エタノール200  $\mu$ l で洗い、水50  $\mu$ l に再溶解させた。その試料にpH6.1 の1M酢酸ナトリウム5  $\mu$ l、10%SDS 5  $\mu$ l、更に

10mMビオチンヒドラジン水溶液150  $\mu$ l を加えた。試料は氷上で1 時間インキュベーションし、20分間遠心し、70% エタノールで2回洗った。最後に適当量の水に再懸濁し、次の工程の材料として用いた。

#### 完全長cDNAのRNase 保護

どのような塩基の箇所でも1本鎖RNAを消化することが可能なRNase ONET<sup>TM</sup> (Promega社)で処理することにより、逆転写によって完全にcDNAが伸長されなかったmRNA、およびmRNAの3'末端に標識されたビオチン残基を取り除いた。具体的にはmRNA-cDNA複合体の合成の際、RI標識された反応液20  $\mu$ lと非標識の80  $\mu$ l分と一緒にプールした後、40  $\mu$ lのRNase I バッファー、355  $\mu$ lの水、そして50unitのRNase Iを使って試料を30分間30°Cでインキュベーションした。

#### 完全長cDNAの採取

アビジンコートしたマグネティックビーズへの非特異的吸着を防止する為、2.5mgの酵母tRNA(DNase Iで前処理した)を加え、500  $\mu$ lに調製し1時間氷上でインキュベーションした。RNase Iで処理したcDNAを上記の前処理されたビーズに加え、pH8.0の0.25M-EDTA、0.5M-NaClを含むバッファー中、磁気を帯びたビーズが沈殿しないよう、15分間室温で時折振り混ぜながらインキュベーションした。その後ビーズをpH8.0 0.5M-EDTAで4回、0.4%SDSで1回、その後、ヌクレアーゼフリーの水で3回洗浄した。試料を100  $\mu$ lのRNaseHバッファーの中で37°Cで30分間2 unitのRNaseHで処理後、0.1%のSDSと共にビーズをインキュベーションすることによりビーズから完全長cDNAを分離した。不完全なRNaseH処理の為ビーズから離れないcDNAに関しては、更にpH9.0、65°Cで10分間Tris-Formateバッファーの中でアルカリ加水分解を行うことにより回収できる。回収された完全長1本鎖cDNAはフェノール／クロロホルムで一度抽出され、G25/G50 sephadexクロマトグラフィーに付された。RI活性を持ったフラクションは表面をシリコン処理したエッペンドルフチューブに集めて、試料を真空中で引くことによって10  $\mu$ lにまで減じた。

#### 1本鎖cDNAのoligo dG テイリング

上記により回収された1本鎖cDNAにoligo dGを付加する為、pH6.9の200mM-NaCacodylate、1mM MgCl<sub>2</sub>、1mM CoCl<sub>2</sub>、1mM 2-メルカプトエタノール、

100  $\mu$ M dGTP の 50  $\mu$ l バッファー下で 37°C 30 分間 32 unit の ターミナル デオキシヌクレオチジル トランスフェラーゼ (Takara 社) を用い反応させた。EDTA を最終濃度が 50 mM になるように加え、フェノール / クロロホルムで抽出後、G25/G100 クロマトグラフィーに付された。回収された dG テイリング cDNA は真空吸引によってサンプルチューブ内で 30  $\mu$ l まで減じた。

#### 第 2 鎮 cDNA 合成

6  $\mu$ l の 第 2 鎮 低 バッファー (pH 8.75 の 200 mM Tris-Cl、100 mM KC1、100 mM  $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ 、20 mM MgSO<sub>4</sub>、1% Triton X100、1 mg/ml BSA)、そして 3  $\mu$ l の 第 2 鎮 高 バッファー (pH 9.2 の 200 mM Tris-Cl、600 mM KC1、20 mM MgCl<sub>2</sub>) と SacI および SpeI の 制限 酶素の 認識 配列を 含む 第 2 鎮 プライマー アダプター (5' GAGAGAGAGAGAGAGAGAGAGCTCACTAGTCCCCCCCCCCCC3') 600 ng、0.25 mM の dNTP S、15 unit の ExTaq ポリメラーゼ (Takara 社)、150 unit の アンプリガーゼ、耐熱性 DNA リガーゼ (Epicentre 社)、3 unit の ハイブリダーゼ、耐熱性 RNase H (Epicentre 社) を 加え、oligo dG-テイルド 第 1 鎮 cDNA を 含む 最終 容量 60  $\mu$ l の 液に 調製 した。この 反応 液を 55°C で 5 分間、 続いて 0.3 °C / 分 の 割合 で 55°C から 35°C まで 徐々に 温度を 下げ、15 分間 35°C、次に 15 分間 72°C で サーマル サイク ラー で 温度を コントロール し 反応 させた。アニーリング / 伸長 は、35°C で 1 時間と 65°C で 30 分間、試料を 1 回 インキュベーション すること によって 繰り返された。最後に 試料を フェノール / クロロホルムで 抽出 し、エタノール 沈殿 に 付して、二本鎖 cDNA を 回収 した。得られた 二本鎖 cDNA について、実施例 1 と 同様 に して、挿入 cDNA の 鎮長 を 測定 した。

#### 実施例 2

本実施例では、RNA-DNA ハイブリッド構造が、mRNAをタグ分子で標識するために必要なジオール構造のアルデヒド化の際に生じる mRNA の 化学的切断を阻止でき、その結果、完全長 cDNA の 合成効率を 高め る こ と が できる こ と を 示す ため、以 下 の レーン 1~4 の 4 種の 異なる 工程を 経て 得られた RNA-DNA 複合体を 变性アガロース泳動 後 の オートラジオグラフ の 結果を 図 5 に 示す (尚、 サイズマーカー は  $\lambda$  Hind III である)。

WO 98/20122

図5に示す結果において、レーン1と2とを比較すると、レーン1の方がレーン2より長鎖のものが多く、予めcDNA合成により形成したRNA-DNAハイブリッド構造によってmRNAの化学的切断が阻止されていることが分かる。さらに、レーン3と4とを比較すると、レーン3の方がレーン4より長鎖のものが多く、予めcDNA合成により形成したRNA-DNAハイブリッド構造によってmRNAの化学的切断が阻止されていることが分かる。

[レーン1] 10 μg mRNA → ①cDNA合成 ([ $\alpha$ - $^{32}$ P] dGTPで標識) → ②ビオチン化 → ③アビジンビーズで完全長のもののみ捕捉 → 変性アガロース泳動

[レーン2] 10 μg mRNA → ②ビオチン化 → ①cDNA合成 ([ $\alpha$ - $^{32}$ P] dGTPで標識) → ③アビジンビーズで完全長のもののみ捕捉 → 変性アガロース泳動

[レーン3] 5 μg mRNA → ①cDNA合成 ([ $\alpha$ - $^{32}$ P] dGTPで標識) → ②ビオチン化 → 変性アガロース泳動

[レーン4] 5 μg mRNA → ②ビオチン化 → ①cDNA合成 ([ $\alpha$ - $^{32}$ P] dGTPで標識) → 変性アガロース泳動

具体的な方法及び条件を以下に示す。

### [レーン1]

#### ①第1鎖cDNA合成: [ $\alpha$ - $^{32}$ P] dGTPで標識

[1] mRNA	10 μg
プライマー	8.4 μg
DW [1] と [2] を加えて最終100 μl となる量	
[2] 5×第一鎖バッファー (GIBCO BRL)	18.18 μl
0.1M DTT	9.09 μl
10mM dNTP mix*	5.91 μl
BSA (2.5 μg/ μg)	2.27 μl
[ $\alpha$ - $^{32}$ P] dGTP (10 μCi/ μl)	1.0 μl
RNase インヒビター (25000U/ml)	0.91 μl
Superscript TMII RNase H-逆転写酵素	

(200U/ $\mu$ l) (GIBCO BRL)	10.0 $\mu$ l
計	100 $\mu$ l

\*5-methyl-dCTP、dATP、dTTP、dGTP、各々10mMから成る。

[1] を65°Cにて10分間、熱変性後、直ちに氷上に移動させた。

次いで、[1] と[2] をアニーリング温度35°Cで1分間インキュベートしてから、混合する。反応後フェノール／クロロホルムによる抽出、エタノール沈殿を経て、47  $\mu$ l RNase フリーの水に溶解した。

## ② RNAジオールのビオチン化

### (a) ジオールの酸化

(1) 上記で得られたサンプル	47 $\mu$ l
1M NaOAc (pH4.5)	3.3 $\mu$ l
0.2M NaIO <sub>4</sub>	1.29 $\mu$ l

暗所、氷上にて45分間放置する。

(2) 5M NaCl	11 $\mu$ l
10%SDS	0.5 $\mu$ l
イソプロパノール	61 $\mu$ l

を加え、30分間4 °Cにおいてインキュベートした後、15000rpm、15分間(4 °C)の遠心にて得られた沈殿を70%エタノールにて2回リシスし、50  $\mu$ l RNase フリーの水に溶解した。

### (b) ビオチン化

(1) 1M NaOAc (pH6.1)	5 $\mu$ l
10%SDS	5 $\mu$ l
10mM ビオチン ヒドラジド (Sigma)	150 $\mu$ l

を加え、室温にて終夜反応させた。

(2) 1M NaOAc (pH6.1)	75 $\mu$ l
5M NaCl	5 $\mu$ l
エタノール	750 $\mu$ l

を加え、氷上にて1時間放置後、15000rpm、15分間(4 °C)遠心し、沈殿を70%エタノールにて2回リシスした。最終的に70  $\mu$ l RNase フリーの水に溶解した。

③ストレプトアビジンビーズを用いた完全長cDNAの捕獲

(a) 完全長cDNAの選択

上記で得られたサンプル	70 $\mu$ l
10×RNase I バッファー	10 $\mu$ l
RNase One <sup>TM</sup> (Promega) (10U/ $\mu$ l)	20 $\mu$ l
計	100 $\mu$ l

37°C, 15 分間インキュベーションした。

(b) ストレプトアビジンビーズによる完全長cDNAの捕獲

(1) ストレプトアビジンビーズ (MPG) とビオチン化RNA-DNA の結合

ストレプトアビジン被覆磁性多孔質ガラス(Magnetic porous glass (MPG))  
(CPG, NJ) (1mg/ml) 500  $\mu$ l  
ビオチン化RNA-第1鎖cDNA 100  $\mu$ l

室温で30分間搅拌した。

(2) MPGの洗浄

- [1] 50mM EDTA、2M NaCl の溶液で4 回
- [2] 0.4% SDS、50  $\mu$ g/ $\mu$ l 酵母tRNAの溶液で1 回
- [3] 10mM NaCl、0.2mM EDTA、10mM Tris-HCl(pH7.5)、  
20% グリセロールで1 回
- [4] 50  $\mu$ g/ $\mu$ l 酵母tRNA水溶液で1 回
- [5] RNase H バッファー (20mM Tris-HCl(pH7.5)、10mM MgCl<sub>2</sub>、  
20mM KCl、0.1mM EDTA、0.1mM DTT ) で1 回

(3) RNase Hによる完全長cDNAの回収

[1] RNase H バッファー	100 $\mu$ l
RNase H	3unit

を洗浄したMPG に加え、37°C下30分間加温した。

[2] 10% SDS	1 $\mu$ l
0.5M EDTA	2 $\mu$ l

を加え、10分間、65°Cし、上清を回収した。

(c) 上清をフェノール／クロロホルムによる抽出、エタノール沈澱にて精製した。

## 〔レーン2〕

① RNAジオールのビオチン化

## (a) ジオールの酸化

(1)mRNA (10 $\mu$ g)	47 $\mu$ l
1M NaOAc (pH4.5)	3.3 $\mu$ l
0.2M NaIO <sub>4</sub>	1.29 $\mu$ l

暗所、氷上にて45分間放置する。

(2)5M NaCl	11 $\mu$ l
10%SDS	0.5 $\mu$ l
イソプロパノール	61 $\mu$ l

を加え、30分間4 °Cにおいてインキュベートした後、15000rpm、15分間 (4 °C) の遠心にて得られた沈殿を70% エタノールにて2回リシスし、50  $\mu$ l RNase フリーの水に溶解した。

## (b) ビオチン化

(1)1M NaOAc (pH6.1)	5 $\mu$ l
10%SDS	5 $\mu$ l
10mM ビオチン ヒドラジド (Sigma)	150 $\mu$ l

を加え、室温にて終夜反応させる。

(2)1M NaOAc (pH6.1)	75 $\mu$ l
5M NaCl	5 $\mu$ l
エタノール	750 $\mu$ l

を加え、氷上にて1 時間放置後、15000rpm、15分間 (4 °C) 遠心し、沈殿を70% エタノールにて2回リシスした。最終的にRNase フリーの水に溶解した。

②第1鎖cDNA合成： [ $\alpha$ -<sup>32</sup>P] dGTPで標識

[1] ビオチン化mRNA	5 $\mu$ g
プライマー	8.4 $\mu$ g
DW [1] と[2] を加えて最終100 $\mu$ l となる量	
[2]5×第一鎖バッファー (GIBCO BRL)	18.18 $\mu$ l

0.1M DTT	9.09 $\mu$ l
10mM dNTP mix*	5.91 $\mu$ l
BSA (2.5 $\mu$ g/ $\mu$ g)	2.27 $\mu$ l
[ $\alpha$ - $^{32}$ P] dGTP (10 $\mu$ Ci/ $\mu$ l)	1.0 $\mu$ l
RNase インヒビター (25000U/ml)	0.91 $\mu$ l
Superscript TMII RNase H-逆転写酵素 (200U/ $\mu$ l) (GIBCO BRL)	10.0 $\mu$ l
計	100 $\mu$ l

\*5-methyl-dCTP、dATP、dTTP、dGTP、各々10mMから成る。

[1] を65°Cにて10分間、熱変性後、直ちに氷上に移動させた。

次いで、[1] と[2] をアニーリング温度35°Cで1 分間インキュベートしてから、混合した。

### ③ストレプトアビジンビーズを用いた完全長cDNAの捕獲

#### (a) 完全長cDNAの選択

上記で得られたサンプル	100 $\mu$ l
10×RNase I バッファー	50 $\mu$ l
RNase One TM (Promega) (10U/ $\mu$ l)	5 $\mu$ l
DW	345 $\mu$ l
計	500 $\mu$ l

30°C, 30 分間インキュベーションした。

#### (b) ストレプトアビジンビーズによる完全長cDNAの捕獲

##### (1) ストレプトアビジンビーズ (MPG) とビオチン化RNA-DNA の結合

ストレプトアビジン被覆磁性多孔質ガラス(Magnetic porous glass (MPG))

(CPG, NJ) (1mg/ml)	500 $\mu$ l
上記で得られたサンプル	500 $\mu$ l

室温で30分間攪拌した。

##### (2) MPGの洗浄

[1] 50mM EDTA、2M NaCl の溶液で4 回

[2] 0.4% SDS、50  $\mu$ g/  $\mu$ l 酵母tRNAの溶液で1 回

[3] 10mM NaCl、0.2mM EDTA、10mM Tris-HCl(pH7.5)、

20% グリセロールで1回

[4] 50  $\mu$ g/  $\mu$ l 酵母tRNA水溶液で1回

[5] RNase H バッファー (20mM Tris-HCl(pH7.5)、10mM MgCl<sub>2</sub>、

20mM KCl、0.1mM EDTA、0.1mM DTT) で1回

(3) RNase Hによる完全長cDNAの回収

[1] RNase H バッファー 100  $\mu$ l

RNase H 3unit

を洗浄した MPG に加え、37°C下30分間加温した。

[2] 10% SDS 1  $\mu$ l

0.5M EDTA 2  $\mu$ l

を加え、10分間、65°Cし、上清を回収した。

(c) 上清をフェノール／クロロホルムによる抽出、エタノール沈澱にて精製した。

[レーン3]

① 第1鎖cDNA合成： [ $\alpha$ -<sup>32</sup>P] dGTPで標識

[1] mRNA 5  $\mu$ g

プライマー 8.4  $\mu$ g

DW [1] と[2] を加えて最終100  $\mu$ l となる量

[2] 5×第一鎖バッファー (GIBCO BRL) 18.18  $\mu$ l

0.1M DTT 9.09  $\mu$ l

10mM dNTP mix\* 5.91  $\mu$ l

BSA (2.5  $\mu$ g/  $\mu$ g) 2.27  $\mu$ l

[ $\alpha$ -<sup>32</sup>P] dGTP (10  $\mu$ Ci/  $\mu$ l) 1.0  $\mu$ l

RNase インヒビター (25000U/ml) 0.91  $\mu$ l

Superscript TMII RNase H-逆転写酵素

(200U/  $\mu$ l) (GIBCO BRL) 10.0  $\mu$ l

計 100  $\mu$ l

\*5-methyl-dCTP、dATP、dTTP、dGTP、各々10mMから成る。

[1] を65°Cにて10分間、熱変性後、直ちに氷上に移動させた。

次いで、[1] と[2] をアニーリング温度35°Cで1 分間インキュベートしてから、混合した。反応後フェノール／クロロホルムによる抽出、エタノール沈澱を経て、47  $\mu$ l RNase フリーの水に溶解した。

### ②RNA ジオールのビオチン化

#### (a) ジオールの酸化

(1) 上記で得られたサンプル	47 $\mu$ l
1M NaOAc (pH4.5)	3.3 $\mu$ l
0.2M NaIO <sub>4</sub>	1.29 $\mu$ l

暗所、氷上にて45分間放置する。

(2) 5M NaCl	11 $\mu$ l
10%SDS	0.5 $\mu$ l
イソプロパノール	61 $\mu$ l

を加え、30分間4 °Cにおいてインキュベートした後、15000rpm、15分間(4 °C)の遠心にて得られた沈澱を70% エタノールにて2回リシスし、50  $\mu$ l RNase フリーの水に溶解した。

#### (b) ビオチン化

(1) 1M NaOAc (pH6.1)	5 $\mu$ l
10%SDS	5 $\mu$ l
10mM ビオチン ヒドラジド (Sigma)	150 $\mu$ l

を加え、室温にて終夜反応させる。

(2) 1M NaOAc (pH6.1)	75 $\mu$ l
5M NaCl	5 $\mu$ l
エタノール	750 $\mu$ l

を加え、氷上にて1 時間放置後、15000rpm、15分間(4 °C)遠心し、沈澱を70% エタノールにて2回リシスした。最終的に70  $\mu$ l RNase フリーの水に溶解した。

### ③ストレプトアビジンビーズを用いた完全長cDNAの捕獲

#### (a) 完全長cDNAの選択

上記で得られたサンプル	70 $\mu$ l
-------------	------------

10×RNase I バッファー	10 $\mu$ l
<u>RNase One™ (Promega) (10U/ <math>\mu</math>l)</u>	<u>20 <math>\mu</math>l</u>
計	100 $\mu$ l

37°C, 15 分間インキュベーションした。

(b) ストレプトアビジンビーズによる完全長cDNAの捕獲

(1) ストレプトアビジンビーズ (MPG) とビオチン化RNA-DNA の結合

ストレプトアビジン被覆磁性多孔質ガラス (Magnetic porous glass (MPG))

(CPG, NJ) (1 mg/ml)	500 $\mu$ l
---------------------	-------------

ビオチン化RNA-第1鎖cDNA	100 $\mu$ l
------------------	-------------

室温で30分間攪拌した。

(2) MPGの洗浄

[1] 50mM EDTA、2M NaCl の溶液で4 回

[2] 0.4% SDS、50  $\mu$ g/  $\mu$ l 酵母tRNAの溶液で1 回

[3] 10mM NaCl、0.2mM EDTA、10mM Tris-HCl (pH7.5)、

20% グリセロールで1 回

[4] 50  $\mu$ g/  $\mu$ l 酵母tRNA水溶液で1 回

[5] RNase H バッファー (20mM Tris-HCl (pH7.5)、10mM MgCl<sub>2</sub>、

20mM KC1、0.1mM EDTA、0.1mM DTT ) で1 回

(3) RNase Hによる完全長cDNAの回収

[1] RNase H バッファー	100 $\mu$ l
-------------------	-------------

RNase H	3unit
---------	-------

を洗浄したMPG に加え、37°C下30分間加温した。

[2] 10% SDS	1 $\mu$ l
-------------	-----------

0.5M EDTA	2 $\mu$ l
-----------	-----------

を加え、10分間、65°C し、上清を回収した。

(c) 上清をフェノール／クロロホルムによる抽出、エタノール沈澱にて精製した。

[レーン 4 ]

①RNA ジオールのビオチン化

## (a) ジオールの酸化

(1)mRNA (5 $\mu$ g)	47 $\mu$ l
1M NaOAc (pH4.5)	3.3 $\mu$ l
0.2M NaIO <sub>4</sub>	1.29 $\mu$ l

暗所、氷上にて45分間放置する。

(2)5M NaCl	11 $\mu$ l
10%SDS	0.5 $\mu$ l
イソプロパノール	61 $\mu$ l

を加え、30分間4 °Cにおいてインキュベートした後、15000rpm、15分間 (4 °C) の遠心にて得られた沈澱を70% エタノールにて2回リシスし、50  $\mu$ l RNase フリーの水に溶解した。

## (b) ビオチン化

[1]1M NaOAc (pH6.1)	5 $\mu$ l
10%SDS	5 $\mu$ l
10mM ビオチン ヒドラジド (Sigma)	150 $\mu$ l

を加え、室温にて終夜反応させる。

[2]1M NaOAc (pH6.1)	75 $\mu$ l
5M NaCl	5 $\mu$ l
エタノール	750 $\mu$ l

を加え、氷上にて1 時間放置後、15000rpm、15分間 (4 °C) 遠心し、沈澱を70% エタノールにて2回リシスした。最終的にRNase フリーの水に溶解した。

②第1鎖cDNA合成：[ $\alpha$ -<sup>32</sup>P] dGTPで標識

[1] ビオチン化mRNA	5 $\mu$ g
プライマー	8.4 $\mu$ g
DW [1] と[2] を加えて最終100 $\mu$ l となる量	
[2]5×第一鎖バッファー (GIBCO BRL)	18.18 $\mu$ l
0.1M DTT	9.09 $\mu$ l
10mM dNTP mix*	5.91 $\mu$ l

BSA (2.5 $\mu$ g/ $\mu$ g)	2.27 $\mu$ l
[ $\alpha$ -32P] dGTP (10 $\mu$ Ci/ $\mu$ l)	1.0 $\mu$ l
RNase インヒビター (25000U/ml)	0.91 $\mu$ l
Superscript <sup>TM</sup> II RNase H-逆転写酵素	
(200U/ $\mu$ l) (GIBCO BRL)	10.0 $\mu$ l
計	100 $\mu$ l

\*5-methyl-dCTP、dATP、dTTP、dGTP、各々10mMから成る。

[1] を65°Cにて10分間、熱変性後、直ちに氷上に移動させた。

次いで、[1] と[2] をアニーリング温度35°Cで1 分間インキュベートしてから、混合した。

### ③ストレプトアビジンビーズを用いた完全長cDNAの捕獲

#### (a) 完全長cDNAの選択

上記で得られたサンプル	100 $\mu$ l
10×RNase I バッファー	50 $\mu$ l
RNase One <sup>TM</sup> (Promega) (10U/ $\mu$ l)	5 $\mu$ l
DW	345 $\mu$ l
計	500 $\mu$ l

30°C, 30 分間インキュベーションした。

#### (b) ストレプトアビジンビーズによる完全長cDNAの捕獲

##### (1) ストレプトアビジンビーズ (MPG) とビオチン化RNA-DNA の結合

ストレプトアビジン被覆磁性多孔質ガラス(Magnetic porous glass (MPG))

(CPG, NJ) (1mg/ml)	500 $\mu$ l
上記で得られたサンプル	500 $\mu$ l

室温で30分間攪拌した。

##### (2) MPGの洗浄

[1] 50mM EDTA、2M NaCl の溶液で4 回

[2] 0.4% SDS、50  $\mu$ g/  $\mu$ l 酵母tRNAの溶液で1 回

[3] 10mM NaCl、0.2mM EDTA、10mM Tris-HCl(pH7.5)、

20% グリセロールで1 回

[4] 50  $\mu$ g/  $\mu$ l 酵母tRNA水溶液で1回

[5] RNase H バッファー (20mM Tris-HCl(pH7.5)、10mM MgCl<sub>2</sub>、  
20mM KC1、0.1mM EDTA、0.1mM DTT) で1回

(3) RNase Hによる完全長cDNAの回収

[1] RNase H バッファー 100  $\mu$ l

RNase H 3unit

を洗浄したMPGに加え、37°C下30分間加温した。

[2] 10% SDS 1  $\mu$ l

0.5M EDTA 2  $\mu$ l

を加え、10分間、65°Cし、上清を回収。

(c) 上清をフェノール／クロロホルムによる抽出、エタノール沈澱にて精製した。

## 請求の範囲

1. mRNAの完全長に対応するcDNAのライブラリーを作成する方法であって、mRNAを錆型とし、プライマーにより逆転写によりRNA-DNA複合体を形成する工程、RNA-DNA複合体を形成しているmRNAの5' Cap ( $^{7\text{MeG}}\text{p}_{\text{pp}}\text{pN}$ )サイトに存在するジオール構造に、タグになる分子を化学結合させる工程、及びタグ分子を結合したRNA-DNA複合体の内、mRNAの完全長に対応するDNAを有するRNA-DNA複合体を、タグ分子の機能を利用して分離する工程、を含むことを特徴とする完全長cDNAライブラリーの作成方法。
2. プライマーがoligo dTである請求項1に記載の方法。
3. mRNAの5' Capサイトに存在するジオール構造を過ヨウ素酸ナトリウムで酸化開環してジアルデヒドとし、次いでヒドラジン末端を有するタグ分子を前記ジアルデヒドと反応させることでタグ分子を結合させたmRNAを調製する請求項1または2に記載の方法。
4. ヒドラジン末端を有するタグ分子が、ヒドラジン末端を有するビオチン分子（ビオチンヒドラザイド）またはヒドラジン末端を有するアビジン分子（アビジンヒドラザイド）である請求項3記載の方法。
5. 1本鎖RNAを切断するRNA分解酵素でタグ分子を結合したRNA-DNA複合体を消化して、mRNAの完全長に対応しないDNAを有する複合体の1本鎖RNA部を切断してこの複合体からタグ分子を切除し、次いで、タグ分子を有するmRNAの完全長に対応するDNAを有する複合体を分離する請求項1記載の方法。
6. タグ分子がmRNAの5' Capサイトに存在するジオール構造と結合可能な官能基を有するビオチン分子であり、固相担体上に担持したアビジンと、RNA-DNA複合体がタグ分子として有するビオチン分子との結合性を利用して、mRNAの完全長に対応するDNAを有する複合体を分離する請求項1または2に記載の方法。
7. タグ分子がmRNAの5' Capサイトに存在するジオール構造と結合可能な官能基を有するアビジン分子であり、固相担体上に担持したビオチンと、RNA-DNA複合体がタグ分子として有するアビジン分子との結合性を利用して、mRNAの完全長に対応するDNAを有する複合体を分離する請求項1または2に記載の方法。
8. mRNAの完全長に対応するcDNAのライブラリーを作成する方法であって、

mRNAを錆型とし、プライマーより逆転写によりRNA-DNA複合体を形成する工程、  
RNA-DNA複合体を形成しているmRNAの5' Cap (7MeG<sub>ppp</sub>N)サイトに存在するジ  
オール構造に、ビオチン分子を結合させる工程、

ビオチン分子を結合したRNA-DNA複合体を、1本鎖RNAを切断するRNA分解酵  
素で消化して、mRNAの完全長に対応しないDNAを有する複合体の1本鎖RNA部を  
切断することによりこの複合体からビオチン分子を切除する工程、及び

ビオチン分子が結合したmRNAの完全長に対応するDNAを有する複合体を、固相  
担体上に担持したアビジンと結合させて分離する工程、

を含むことを特徴とする完全長cDNAライブラリーの作成方法。

9. mRNAの完全長に対応するcDNAのライブラリーを作成する方法であって、  
mRNAを錆型とし、プライマーより逆転写によりRNA-DNA複合体を形成する工程、  
RNA-DNA複合体を形成しているmRNAの5' Cap (7MeG<sub>ppp</sub>N)サイトに存在するジ  
オール構造に、アビジン分子を結合させる工程、

アビジン分子を結合したRNA-DNA複合体を、1本鎖RNAを切断するRNA分解酵  
素で消化して、mRNAの完全長に対応しないDNAを有する複合体の1本鎖RNA部を  
切断することによりこの複合体からアビジン分子を切除する工程、及び

アビジン分子が結合したmRNAの完全長に対応するDNAを有する複合体を、固相  
担体上に担持したビオチンと結合させて分離する工程、

を含むことを特徴とする完全長cDNAライブラリーの作成方法。

10. プライマーがoligo dTである請求項8または9に記載の方法。

11. 1本鎖RNAを切断するRNA分解酵素がリボヌクレアーゼIである請求項  
5、8～10のいずれか1項に記載の方法。

12. 分離されたmRNAの完全長に対応するDNAを有する複合体から、1本鎖完  
全長cDNAを回収する請求項1～11のいずれか1項に記載の方法。

13. 分離されたmRNAの完全長に対応するDNAを有する複合体に、タバコモザ  
イクウィルスアルカリホスファターゼを反応させることによりCapサイトよりタ  
ッグ分子を切り離すことにより、1本鎖完全長cDNAを回収する請求項12記載の  
方法。

14. 1本鎖完全長cDNAの回収を、分離されたmRNAの完全長に対応するDNAを

有する複合体に、DNA-RNA ハイブリッドのRNA 鎖を切断する為、RNase を作用させることにより行う請求項 1 2 記載の方法。

1 5. DNA-RNA ハイブリッドのRNA 鎖を切断するRNase がRNase H である請求項 1 4 記載の方法。

1 6. 回収された第 1 の 1 本鎖完全長cDNA鎖を鋳型として、第 2 のcDNA鎖を合成し、得られた第 2 のcDNA鎖を合成後、完全長二重鎖cDNAをクローニングする請求項 1 ～ 1 5 のいずれか 1 項に記載の方法。

1 7. 第 1 のcDNA鎖の3' 端にRNA またはDNA のオリゴマーをライゲーションして得られたcDNA鎖を鋳型とし、かつライゲーションしたオリゴマーの相補鎖オリゴマーをプライマーとして、第 2 のcDNA鎖の合成を行なう請求項 1 6 記載の方法。

1 8. 3' 端に鋳型なしにポリG 、ポリC 、ポリA 、又はポリT を合成できる酵素を用いて第 1 のcDNA鎖の3' 端にポリG 、ポリC 、ポリA 、又はポリT を付加したcDNA鎖を鋳型とし、かつ各々に相補的なオリゴC 、オリゴG 、オリゴT 、又はオリゴA をプライマーとして、第 2 のcDNA鎖の合成を行う請求項 1 7 記載の方法。

1 9. 3' 端に鋳型なしにポリG 、ポリC 、ポリA 、又はポリT を合成できる酵素がターミナルヌクレオチドトランスフェラーゼである請求項 1 8 記載の方法。

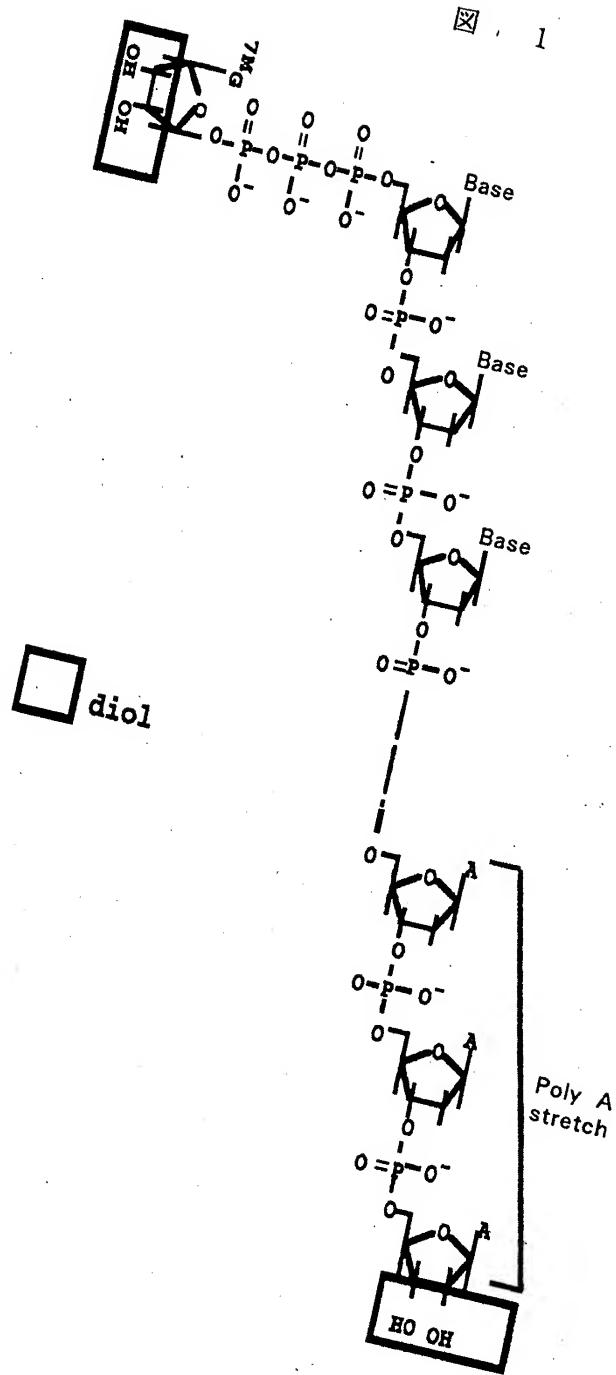
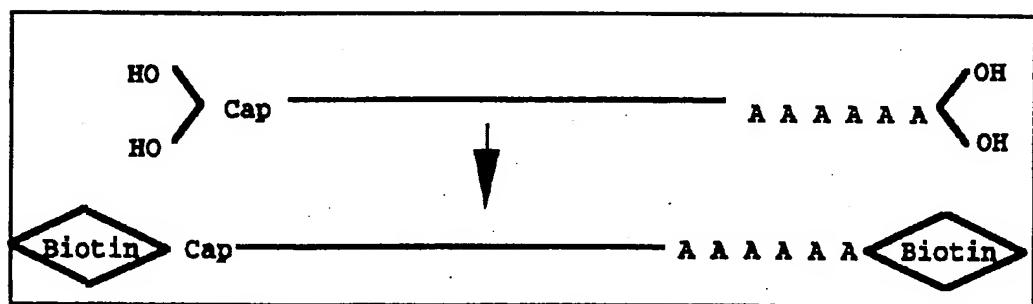
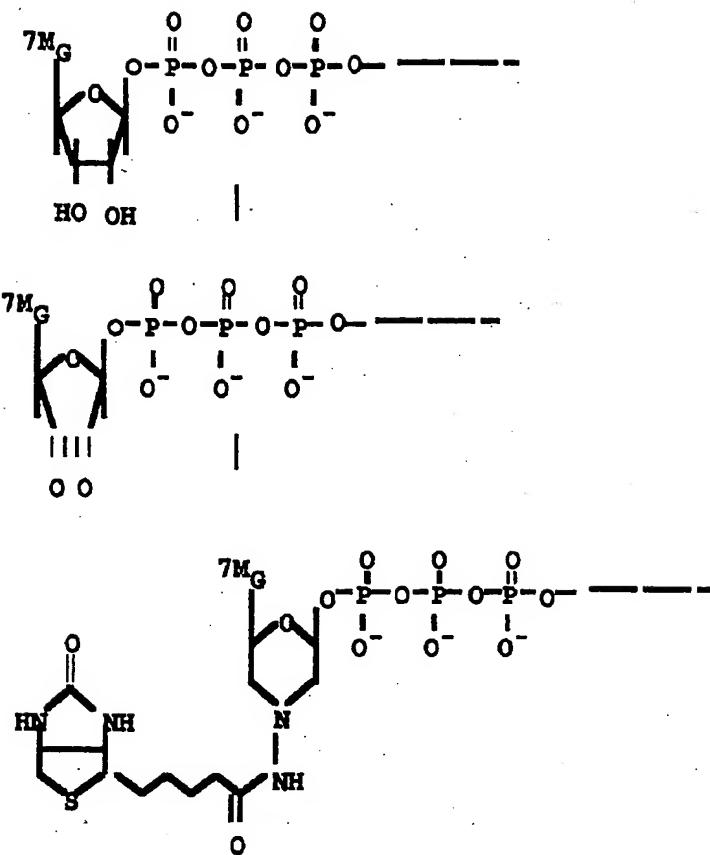
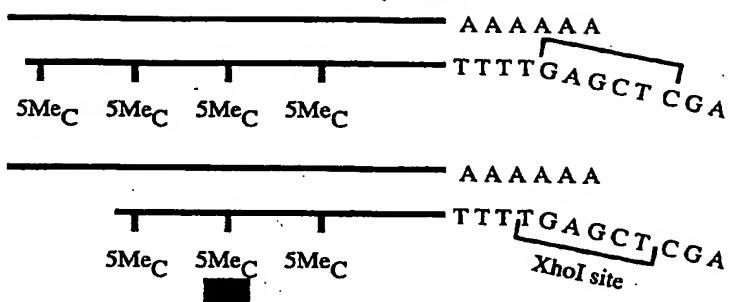


図 2

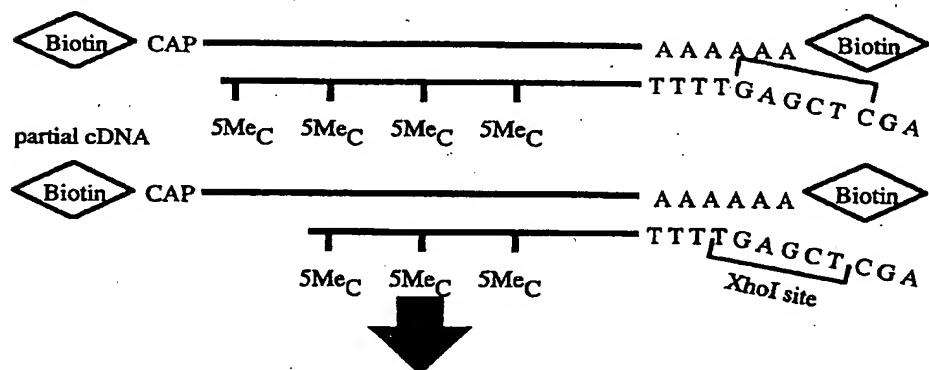


## full length cDNA ① Preparation of 1st strand cDNA synthesis

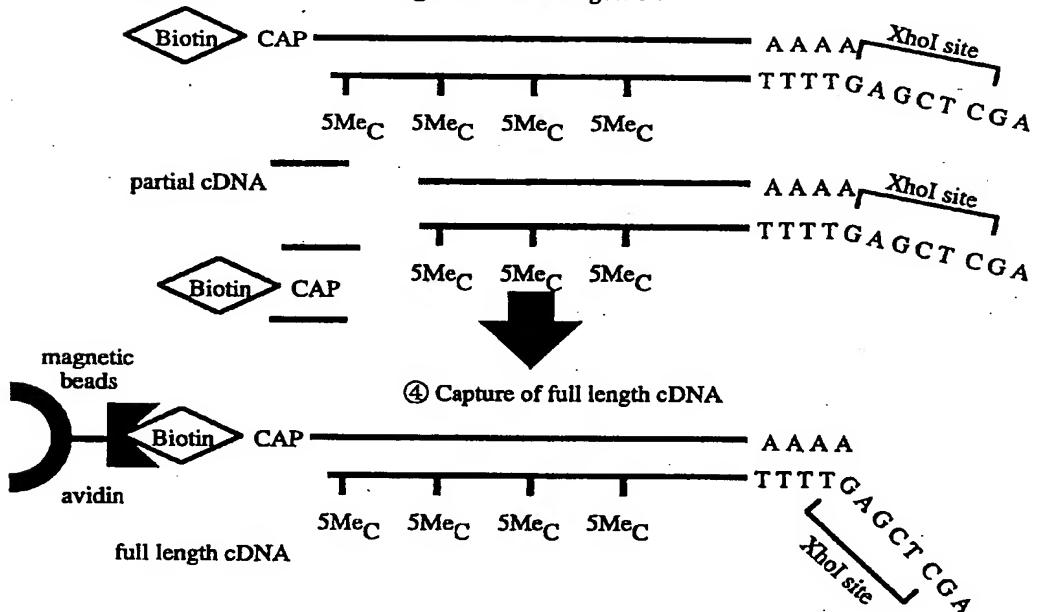


## ② Biotinylation of diol groups

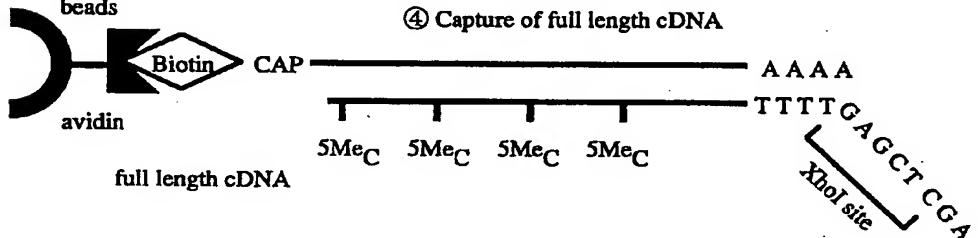
## full length cDNA

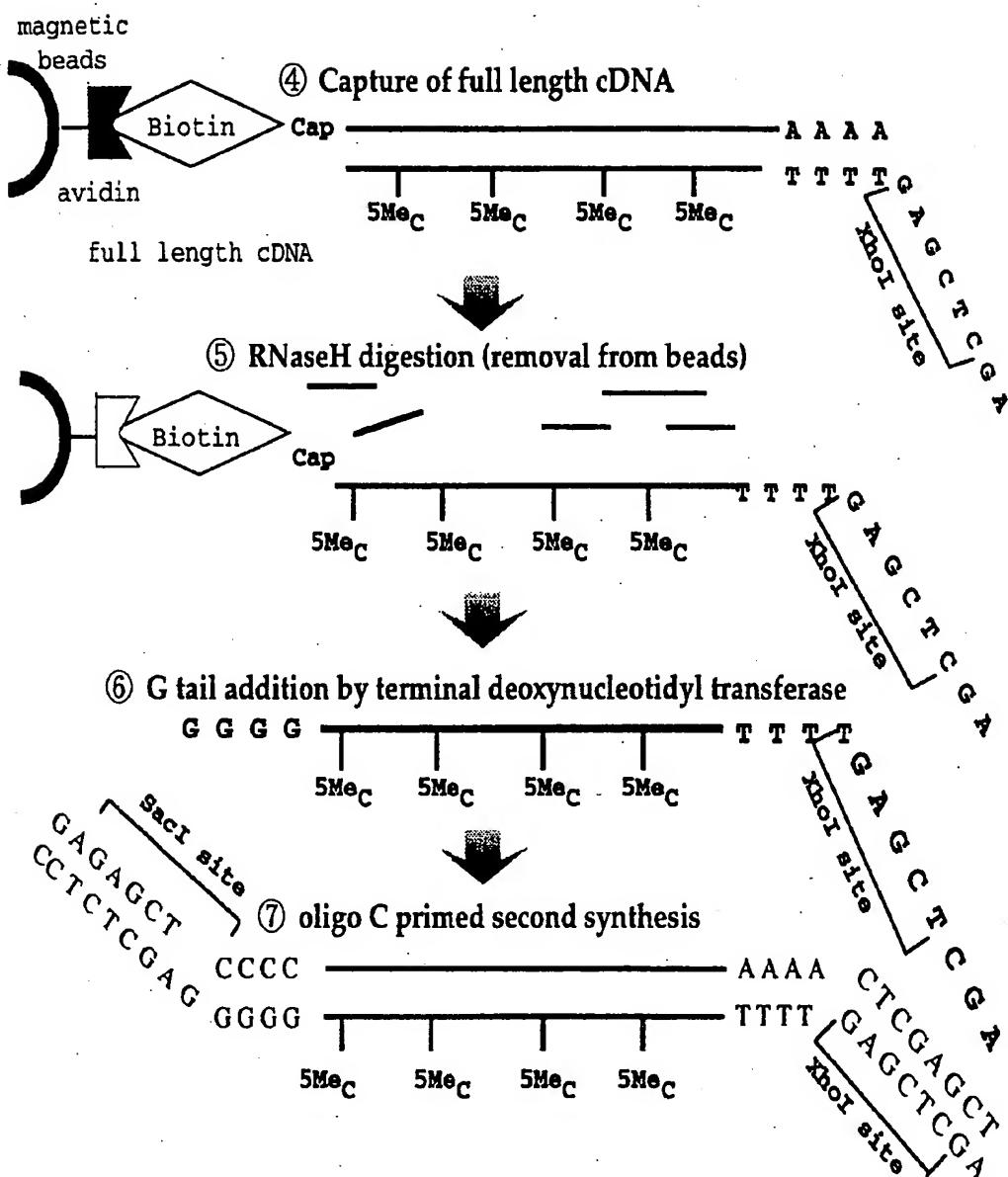


## ③ RNase ONE digestion



## ④ Capture of full length cDNA





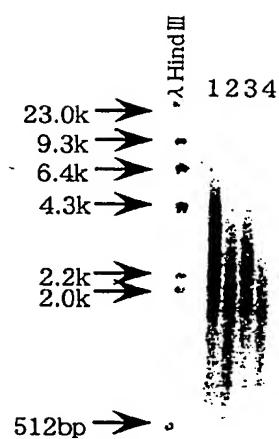


図 5

## INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International application No.

PCT/JP97/03992

## A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER

Int. Cl<sup>6</sup> C12N15/10 // C12Q1/68

According to International Patent Classification (IPC) or to both national classification and IPC

## B. FIELDS SEARCHED

Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols)

Int. Cl<sup>6</sup> C12N15/10, C12Q1/68

Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched

Electronic data base consulted during the international search (name of data base and, where practicable, search terms used)

BIOSIS (DIALOG) ; WPI (DIALOG)

## C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category*	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
A	"Program and Abstracts of the 18th Annual Meeting of the Japanese Society of Molecular Biology" (1995), p. 170 (see S4A-5,6), Y. Hayashizaki et al.	1 - 19
PA	JP, 9-248187, A (Rikagaku Kenkyusho), September 22, 1997 (22. 09. 97) (Family: none)	1 - 19
A	Mol. Cell. Biol. (1995) Vol. 15, No. 6, p. 3363-3371, I. Edery et al., "An Efficient Strategy To Isolate Full-Length cDNAs Based on an mRNA Cap Retention Procedure (capture)"	1 - 19
A	Gene (1995) Vol. 138, p. 171-174, K. Maruyama et al. "Oligo-capping: a simple method to replace the cap structure of eukaryotic mRNA with oligoribonucleotides"	1 - 19
A	Gene (1995) Vol. 150, p. 243-250, S. Kato et al., "Construction of a human full-length cDNA bank"	1 - 19

Further documents are listed in the continuation of Box C.

See patent family annex.

\* Special categories of cited documents:

"A" document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance  
 "E" earlier document but published on or after the international filing date  
 "L" document which may throw doubts on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified)  
 "O" document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means  
 "P" document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed

"T" later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention

"X" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered novel or cannot be considered to involve an inventive step when the document is taken alone

"Y" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art

"&" document member of the same patent family

Date of the actual completion of the international search

January 20, 1998 (20. 01. 98)

Date of mailing of the international search report

January 27, 1998 (27. 01. 98)

Name and mailing address of the ISA/

Japanese Patent Office

Facsimile No.

Authorized officer

Telephone No.

A. 発明の属する分野の分類 (国際特許分類 (IPC))  
Int. Cl. C12N 15/10 // C12Q 1/68

## B. 調査を行った分野

調査を行った最小限資料 (国際特許分類 (IPC))  
Int. Cl. C12N 15/10, C12Q 1/68

最小限資料以外の資料で調査を行った分野に含まれるもの

国際調査で使用した電子データベース (データベースの名称、調査に使用した用語)

BIOSIS (DIALOG), WPI (DIALOG)

## C. 関連すると認められる文献

引用文献の カテゴリーエ	引用文献名 及び一部の箇所が関連するときは、その関連する箇所の表示	関連する 請求の範囲の番号
A	「第18回日本分子生物学会年プログラム・講演要旨集」(1995), p. 170 (see S4A-5, 6), Y. Hayaahizaki et al.	1-19
PA	J P, 9-248187, A (RIKAGAKU KENKYUSYO) 22.9月.1997 (22.09.97) (ファミリーなし)	1-19
A	Mol. Cell. Biol. (1995) Vol. 15, No. 6, p. 3363-3371, I. Edery et al., "An Efficient Strategy To Isolate Full-Length cDNAs Based on an mRNA Cap Retention Procedure (CAPture)"	1-19
A	Gene (1995) Vol. 138, p. 171-174, K. Maruyama et al. "Oligo-capping: a simple method to replace the cap structure of eukaryotic	1-19

C欄の続きにも文献が列挙されている。

パテントファミリーに関する別紙を参照。

## \* 引用文献のカテゴリー

「A」特に関連のある文献ではなく、一般的技術水準を示すもの  
 「E」先行文献ではあるが、国際出願日以後に公表されたもの  
 「I」優先権主張に疑義を提起する文献又は他の文献の発行日若しくは他の特別な理由を確立するために引用する文献 (理由を付す)  
 「O」口頭による開示、使用、展示等に言及する文献  
 「P」国際出願日前で、かつ優先権の主張の基礎となる出願

## の日の後に公表された文献

「T」国際出願日又は優先日後に公表された文献であって出願と矛盾するものではなく、発明の原理又は理論の理解のために引用するもの  
 「X」特に関連のある文献であって、当該文献のみで発明の新規性又は進歩性がないと考えられるもの  
 「Y」特に関連のある文献であって、当該文献と他の1以上の文献との、当業者にとって自明である組合せによって進歩性がないと考えられるもの  
 「&」同一パテントファミリー文献

## 国際調査を完了した日

20. 01. 98

## 国際調査報告の発送日

20. 01. 98

## 国際調査機関の名称及びあて先

日本国特許庁 (ISA/JP)

郵便番号 100

東京都千代田区霞が関三丁目4番3号

## 特許庁審査官 (権限のある職員)

齊藤 真由美

4B

9637

電話番号 03-3581-1101 内線 3449

C (続き) 関連すると認められる文献		関連する請求の範囲の番号
引用文献の カテゴリー*	引用文献名 及び一部の箇所が関連するときは、その関連する箇所の表示	
A	mRNA with oligoribonucleotides" Gene(1995) Vol. 150, p. 243-250, S. Kato et al., "Construction of a human full-length cDNA bank"	1-19